

TÍTULO

PROCEDIMIENTO PARA LA PRODUCCIÓN EN LEVADURAS DE CÁPSIDAS
VIRALES VACÍAS COMPUESTAS POR PROTEÍNAS DERIVADAS DE pVP2
DEL VIRUS CAUSANTE DE LA ENFERMEDAD DE LA BURSITIS

5 INFECCIOSA (IBDV)

CAMPO DE LA INVENCIÓN

La invención se relaciona con un procedimiento para la producción de cápsidas virales vacías compuestas por proteínas derivadas de la proteína pVP2
10 (pVP2*) del virus causante de la enfermedad de la bursitis infecciosa (IBDV). Dichas cápsidas pueden ser utilizadas en la producción de vacunas y en la elaboración de vectores para terapia génica.

ANTECEDENTES DE LA INVENCIÓN

15 El virus causante de la enfermedad de la bursitis infecciosa (IBDV) es un miembro de la familia Birnaviridae que infecta diferentes especies aviares y es el responsable directo de una grave enfermedad inmunosupresora causante de importantes pérdidas económicas en la industria avícola mundial (Sharma JM et al. 2000. Infectious bursal disease virus of chickens: pathogenesis and immunosuppression. *Developmental and Comparative Immunology* 24:223 -235; van den Berg TP et al. 2000. Infectious bursal disease (Gumboro disease). *Revue scientifique et technique (International Office of Epizootics)* 19:509-543).

25 Las partículas de IBDV son icosaédricas con una simetría T=13, carecen de envuelta y están formadas por una única capa proteica. Hasta el momento, las aproximaciones encaminadas a la obtención un modelo atómico para las partículas de IBDV han fracasado. Por ello, la información estructural disponible está basada en modelos tridimensionales generados a partir de imágenes obtenidas por criomicroscopía electrónica del virus purificado y de partículas virales vacías. En base a estos estudios, se ha comprobado que la superficie externa de la partícula está formada por un 30 entramado continuo de 260 trímeros de la proteína VP2 (37 kDa) ordenados en cinco conformaciones diferentes. La cara interna de las partículas contiene 200 trímeros de la proteína VP3 (29 kDa), los cuales, independientes entre sí, se encuentran unidos a la zona basal de los trímeros de VP2. Se ha sugerido que un tercer polipéptido, VP4 (28

kDa), también podría formar parte de las partículas, estando situado en la base de los pentámeros que forman los vértices de la estructura icosaédrica.

Las proteínas VP2, VP3, y VP4 se producen a partir del procesamiento proteolítico de un polipéptido (o poliproteína) precursor de un tamaño de 109 kDa. Este 5 precursor se procesa autocatalíticamente liberando los péptidos pVP2 (VPX), VP3 y VP4. El dominio VP4, que se localiza en la región central de la poliproteína, pertenece a la familia de las proteasas Ion y es el responsable del corte proteolítico. Los polipéptidos pVP2 y VP3 son los responsables directos del ensamblaje de las cápsidas. El péptido pVP2 sufre un último corte en su extremo C-terminal antes de dar lugar a la 10 forma madura de la proteína (VP2), que es la que se encuentra en las partículas purificadas. Este procesamiento de pVP2 es necesario para la correcta formación de las cápsidas, y requiere la presencia de VP3, aunque la proteasa responsable aún no ha sido identificada. Como es conocido, la morfogénesis es un proceso vital para el ciclo vírico que requiere de pasos sucesivos asociados a modificaciones en los polipéptidos 15 precursores. Por ello, los virus han desarrollado estrategias que permiten la secuencial y correcta interacción entre cada uno de sus componentes. Una de estas estrategias, utilizada con frecuencia por virus icosaédricos, es la utilización de polipéptidos provenientes de una única poliproteína como base de sus componentes estructurales. En estos casos, el adecuado procesamiento proteolítico de dicha poliproteína juega un papel 20 crucial en el proceso de ensamblaje.

Las vacunas convencionales empleadas para el control de la bursitis infecciosa se basan en el empleo de cepas, con diferentes grados de virulencia, del propio IBDV crecidas en cultivo celular o en huevos embrionados. Los extractos que contienen el material infeccioso son sometidos a procesos de inactivación química para producir 25 vacunas inactivadas o bien son empleados de forma directa para producir vacunas vivas atenuadas. Este último tipo de vacunas presenta los inconvenientes clásicos asociados con el empleo de vacunas vivas atenuadas, concretamente, el riesgo de mutaciones que reviertan la virulencia del virus o le hagan perder su inmunogenicidad.

Se han descrito vacunas sub-unidad recombinantes que comprenden la 30 proteína VP2 de IBDV expresada en diversos sistemas de expresión, por ejemplo, bacterias, levaduras o baculovirus, normalmente en forma de proteína de fusión. Los resultados obtenidos en ensayos de inmunización de pollos con dichas vacunas no han sido completamente satisfactorios.

Las partículas pseudovirales (VLPs, del inglés “virus-like particles”), constituyen una alternativa al empleo de vacunas vivas atenuadas y de vacunas sub-unidad recombinantes. Las VLPs se obtienen por autoensamblaje de la totalidad o parte de las sub-unidades constituyentes de la cápsida viral y mimetizan la estructura 5 y propiedades antigenicas del virión nativo aunque carecen de material genético por lo que son incapaces de replicarse. Además de su aplicación con fines vacunales las VLPs pueden ser utilizadas como vectores de moléculas de interés biológico, por ejemplo, ácidos nucleicos, péptidos, proteínas, etc.

La utilización de diferentes vectores para la expresión de genes de IBDV ha 10 permitido desarrollar sistemas de producción de ensamblados virales diferentes. En este sentido, se ha descrito la producción de distintas VLPs de IBDV mediante expresión de la poliproteína viral empleando distintos sistemas de expresión, por ejemplo, células de mamífero (Fernández-Arias A et al. 1998. Expression of ORF A1 of infectious bursal disease virus results in the formation of virus-like particles. J. 15 Gen. Virol. 79:1047-54) o vectores alternativos basados en el empleo de baculovirus recombinantes (rBVs) (Vakharia VN. 1997. Development of recombinant vaccines against infectious bursal disease. Biotechnology Annual Review 3:151-68; Kibenge FS et al. 1999. Formation of virus-like particles when the polyprotein gene (segment A) of infectious bursal disease virus is expressed in insect cells. Can J Vet Res 63:49- 20 55).

El empleo de dichos vectores virales ha permitido la producción en células de insecto de diferentes tipos de VLPs entre las que se incluyen partículas, formadas por ensamblaje de una proteína VP2 recombinante, de 20-30 nm de diámetro (Min-Ying Wang et al. 2000. Self-Assembly of the infectious bursal disease virus capsid protein, 25 rVP2, expressed in insect cells and purification of immunogenic chimeric rVP2H particles by immobilized metal-ion affinity chromatography. Biotechnology and Bioengineering. Vol. 67(1):104-111); VLPs con simetría T=1 obtenidas mediante expresión de una forma quimérica de la proteína VP2 (rVP2-456) (Martínez-Torrecuadrada JL et al. 2000. Different architectures in the assembly of infectious 30 bursal disease virus capsid proteins expressed in insect cells. Virology 278:322-331); VLPs que contienen todas las proteínas presentes en la partícula viral (Maraver A et al. 2003. The oligomerization domain of VP3, the scaffolding protein of infectious bursal disease virus, plays a critical role for capsid formation. *Journal of Virology*

77:6438-49); y VLPs producidas por la expresión de una forma quimérica de la poliproteína viral formada por la fusión de ésta a una proteína heteróloga con el fin de mejorar la eficiencia en la formación de VLPs (Chevalier C et al. 2002. The maturation process of pVP2 requires assembly of infectious bursal disease virus capsids. J. Virol. 76:2384-92).

Los diversos procedimientos de producción de VLPs de IBDV descritos previamente adolecen de diferentes defectos que reducen o impiden su aplicabilidad para la generación de vacunas frente a IBDV ya que:

- (i) los vectores desarrollados para producir VLPs de IBDV se basan en el empleo de virus recombinantes, derivados del virus vacunal o baculovirus, por lo que la producción de dichas VLPs se realiza a partir células de mamífero o de insecto; sin embargo, esos sistemas de producción son muy costosos para su aplicación en la producción a nivel industrial de vacunas veterinarias;
- (ii) la producción de VLPs de IBDV en células de mamífero se basa en el empleo de recombinantes del virus vacunal; sin embargo, además de que ese sistema de producción tiene un costo muy elevado, el empleo de un virus recombinante capaz de infectar tanto mamíferos como aves, no reúne las condiciones de bioseguridad necesarias para su empleo como vacuna;
- (iii) la producción de VLPs de IBDV en células de insecto empleando sistemas de expresión convencionales, por ejemplo, rRBVs que expresan únicamente la poliproteína viral, además de costosa, es muy ineficiente y conduce a una producción de VLPs prácticamente nula; y
- (iv) la producción de VLPs de IBDV en células de insecto mediante la expresión de una poliproteína química, formada por la fusión de la fase de lectura abierta (ORF) correspondiente a una proteína heteróloga al extremo 3' de la ORF correspondiente a la poliproteína de IBDV, tiene como resultado la producción de VLPs de IBDV que contienen una proteína de fusión (VP3-proteína heteróloga), lo que introduce un elemento proteico no presente en viriones de IBDV, de efecto desconocido y de dudosa aplicabilidad en la cadena de producción de carne de pollo para consumo humano.

Existe, por tanto, la necesidad de desarrollar un vector que permita la producción a nivel industrial de vacunas frente a IBDV que subsane la totalidad o parte de los inconvenientes mencionados previamente.

Las levaduras constituyen una alternativa a los sistemas de expresión previamente mencionados por razones de simplicidad y coste de producción. Sin embargo, hasta la fecha, no se ha descrito la posibilidad de producir en levaduras cápsidas formadas por ensamblaje de la proteína VP2 de IBDV expresada en levaduras. Por el contrario, los resultados obtenidos por distintos grupos de investigadores señalan en la dirección opuesta, es decir, en el sentido de que la expresión de la proteína VP2 de IBDV en levaduras no conduce a la formación de partículas o cápsidas. En relación con esto, Azad et al. (US 5.614.409) describen la producción de una forma altamente inmunogénica de una proteína VP2 recombinante (rVP2) de IBDV, en la que los 5 últimos restos de aminoácidos del extremo amino terminal de la VP2 nativa de IBDV han sido reemplazados por un octapéptido, mediante la expresión de la secuencia codificante de dicha rVP2 en levaduras. Sin embargo, como reconocen los mismos autores, el análisis por microscopía electrónica del material obtenido no reveló la formación de estructuras de partículas definidas (US 5.614.409, columna 8, líneas 64-67). Resultados similares parecen haber sido obtenidos por Pitcovski et al. (Pitcovski J et al. 2003. Development and large-scale use of recombinant VP2 vaccine for the prevention of infectious bursal disease of chickens. Vaccine 21:4736-4743) quienes, aunque describen la expresión del gen que codifica para la proteína VP2 de IBDV en *Pichia pastoris* y el empleo de un material parcialmente purificado que contiene dicha proteína rVP2 de IBDV para inmunizar animales, no describen la formación de cápsidas formadas por autoensamblaje de dicha rVP2 expresada en *P. pastoris*.

25

COMPENDIO DE LA INVENCIÓN

Ahora se ha encontrado, sorprendentemente, que es posible obtener cápsidas vacías de IBDV mediante la expresión y ensamblaje de una proteína pVP2* de IBDV, en donde dicha proteína pVP2* es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto "n" de la proteína pVP2 de IBDV, en donde "n" es un número entero comprendido entre 441 y 501, en levaduras. Dichas cápsidas vacías de IBDV, formadas por autoensamblaje de dicha proteína pVP2* de IBDV, se denominan VLPs-pVP2* en esta descripción.

Dichas VLPs-pVP2* de IBDV contienen uno de los elementos proteicos antigenicamente más relevante presente en los viriones infectivos de IBDV por lo que son capaces de inducir una respuesta inmune o antigenica en un animal y, por tanto, pueden ser utilizadas con fines terapéuticos o de diagnóstico.

- 5 En concreto, se ha observado que la expresión de una proteína pVP2* de IBDV en *Saccharomyces cerevisiae* permite obtener VLPs-pVP2* de IBDV. Dichas VLPs-pVP2* tienen isometría T=1 y son inmunogénicas.

Estos resultados han permitido diseñar una nueva estrategia para la producción de las VLPs de IBDV proporcionadas por esta invención (VLPs-pVP2*)
10 que, a diferencia de los métodos descritos previamente para la producción de VLPs de IBDV (generalmente basados en el empleo de virus recombinantes derivados del virus vacunal o de un baculovirus y en la producción de dichas VLPs a partir células de mamífero o de insecto, sistemas de producción inaceptables para la producción industrial de vacunas veterinarias por razones de bioseguridad, eficiencia y coste),
15 permite la expresión y producción de VLPs de IBDV en levaduras con lo que se subsanan los problemas de bioseguridad y eficiencia y se consigue un significativo abaratamiento de los costes de producción, lo que permite su empleo en la producción industrial de vacunas frente a IBDV. Dicha estrategia se basa en la utilización de un sistema o vector de expresión génica que permite la expresión de una pVP2* de IBDV
20 en levaduras y la formación de VLPs-pVP2* de IBDV, con un rendimiento muy elevado y con un coste económico muy bajo.

Las vacunas obtenidas utilizando dichas VLPs-pVP2* presentan numerosas ventajas ya que, por una parte, se evita la manipulación de material altamente infeccioso, se previene el riesgo potencial de aparición de nuevos mutantes de IBDV y
25 se elimina el uso de virus vivo en las explotaciones avícolas, previniéndose de este modo el riesgo de diseminación de cepas vacunales de IBDV al Medio Ambiente, y, por otra parte, permite el desarrollo de sistemas de diagnóstico diferencial para discriminar entre animales vacunados e infectados. Estos sistemas de diagnóstico diferencial se basan en la detección de anticuerpos frente a las proteínas VP2, VP3 y VP4 de IBDV.
30 Los animales con IBDV desarrollan una fuerte respuesta humoral frente a ambas proteínas mientras que los animales inmunizados con VLPs-pVP2* solo presentan anticuerpos frente a la proteína VP2 de IBDV.

Por tanto, en un aspecto, la presente invención se relaciona con un procedimiento para la producción de dichas VLPs-pVP2* de IBDV basado en la expresión génica de una proteína pVP2* de IBDV en levaduras.

Los sistemas de expresión y las levaduras desarrolladas para la puesta en práctica de dicho procedimiento de producción de dichas VLPs-pVP2* de IBDV, así como su empleo para la producción de dichas VLPs-pVP2* de IBDV, constituyen aspectos adicionales de la presente invención.

Dichas VLPs-pVP2* de IBDV, que presentan actividad antigénica o inmunogénica frente a la infección causada por IBDV, constituyen un aspecto adicional de esta invención. Asimismo, el empleo de dichas VLPs-pVP2* de IBDV en la elaboración de medicamentos, tales como vacunas y vectores para terapia génica, y/o con fines de diagnóstico constituye un aspecto adicional de esta invención. Dichas vacunas y vectores constituyen aspectos adicionales de la presente invención.

15 BREVE DESCRIPCIÓN DE LAS FIGURAS

La Figura 1 muestra una representación esquemática del plásmido pESCURAinv/pVP2-456. El plásmido contiene un fragmento de ADN que contiene la región correspondiente a la poliproteína de IBDV que codifica desde el resto 1 al resto 456 de la proteína VP2 de IBDV, bajo el control transcripcional del promotor inducible por galactosa denominado GAL1. Este plásmido fue utilizado para transformar un cultivo de la levadura *Saccharomyces cerevisiae* haploide cepa 499.

La Figura 2 muestra la purificación de estructuras derivadas de IBDV en células de *S. cerevisiae* transformadas con pESCURAinv/pVP2-456 y crecidas en presencia de galactosa (inductor) durante 18 h a 30°C. Los cultivos fueron recogidos y utilizados para la obtención de extractos que fueron posteriormente analizados mediante ultracentrifugación en gradientes lineales de sacarosa. Los carriles incluyen muestras correspondientes al extracto total sin fraccionar (I) y a las diferentes fracciones desde la zona inferior a la superior del gradiente (1-37) mediante SDS-PAGE y tinción con azul de coomassie (Figura 2A), y mediante Western blot empleando suero anti-VP2 de IBDV (Figura 2B). M indica los carriles cargados con marcadores de peso molecular (Dual Color, BIO-RAD).

La Figura 3 muestra la caracterización estructural de ensamblados derivados de IBDV producidos en células de *S. cerevisiae* transformadas con pESCURAinv/pVP2-456. La Figura 3A muestra la caracterización microscópica de VLPs-pVP2*

purificadas; las fracciones 21 a 26 del gradiente mostrado en la Figura 2 fueron mezcladas y analizadas mediante microscopía electrónica de transmisión (TEM); en la imagen mostrada se observa la presencia de numerosas partículas isométricas de un tamaño de 23 nm aproximadamente. La muestra fue teñida con acetato de uranilo. La 5 Figura 3B muestra el resultado de un análisis bioquímico, concretamente, la muestra (VLP) fue analizada mediante SDS-PAGE seguido de tinción con azul de coomassie. El marcador de peso molecular (M) empleado fue Dual Color (BIO-RAD). La Figura 3C muestra el resultado de un análisis antigénico, concretamente, la muestra (VLP) fue analizada mediante Western blot empleando suero anti-VP2 de IBDV. En las Figuras 10 3B y 3C "M" indica el carril correspondiente a los marcadores de peso molecular (Dual Color, BIO-RAD).

La Figura 4 es un diagrama de barras que ilustra la caracterización de la respuesta humoral frente a VLPs-pVP2-456. Dichas VLPs-pVP2-456 fueron utilizadas para inmunizar pollos SPF de 1 día (Ejemplo 2). La inmunización se realizó empleando 15 un grupo de 7 pollos, con una única dosis de antígeno por vía intramuscular. Como control se utilizó un grupo de pollos que fueron inyectados por vía intramuscular con un volumen idéntico del diluyente del antígeno (PBS). Se tomaron muestras a intervalos de 7 días hasta el dia 35. Las muestras de suero fueron analizadas mediante ELISA empleando una dilución de la muestra de suero de 1/500.

20

DESCRIPCIÓN DETALLADA DE LA INVENCIÓN

Definiciones

El término VLP-pVP2* (singular) o VLPs-pVP2* (plural) de IBDV, tal como se utiliza en esta descripción, se refiere a cápsidas vacías del virus causante de la enfermedad 25 de la bursitis infecciosa (IBDV), en ocasiones denominadas genéricamente VLP-pVP2* o VLPs-pVP2* de la invención, con isometría T=1, constituidas por ensamblaje de una proteína pVP2*, en donde dicha proteína pVP2* es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 30 1 y el resto "n" de la proteína pVP2 de IBDV, en donde "n" es un número entero comprendido entre 441 y 501.

El término "IBDV", tal como se utiliza en la presente invención, se refiere a las diferentes cepas de IBDV pertenecientes a cualquiera de los serotipos (1 ó 2) conocidos [a título ilustrativo véase la revisión realizada por van den Berg TP, Eterradosi N, Toquin

D, Meulemans G., en *Rev Sci Tech* 2000 19: 509-43].

- El término “proteína pVP2*” se refiere, en general, a una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto “n” de la proteína pVP2 de IBDV, en donde “n” es un número entero comprendido entre 441 y 501 e incluye a cualquiera de las diferentes formas de las proteínas pVP2 representativas de cualquiera de las mencionadas cepas de IBDV [NCBI protein databank], de acuerdo con la definición realizada por Sánchez y Rodríguez (1999) (Sánchez AB, Rodríguez JF. Proteolytic processing in infectious bursal disease virus: identification of the polyprotein cleavage sites by site-directed mutagenesis. *Virology*. 1999 Sep 15; 262(1):190-199) así como a proteínas sustancialmente homólogas a dichas proteínas pVP2 de IBDV, es decir, proteínas cuyas secuencias de aminoácidos tienen un grado de identidad, respecto a dichas proteínas pVP2 de IBDV, de, al menos, un 60%, preferentemente de, al menos un 80%, más preferentemente de, al menos, un 90% y, aún más preferentemente de, al menos, un 95%.
- Las proteínas pVP2* particulares se denominan siguiendo el formato “pVP2-n”, donde “n” es el definido previamente. En una realización particular, dicha proteína pVP2* es una proteína seleccionada del grupo formado por:
- (i) la proteína pVP2-441, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 441 de la proteína pVP2 de IBDV;
 - (ii) la proteína pVP2-452, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 452 de la proteína pVP2 de IBDV;
 - (iii) la proteína pVP2-456, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 456 de la proteína pVP2 de IBDV;
 - (iv) la proteína pVP2-466, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 466 de la proteína pVP2 de IBDV;
 - (v) la proteína pVP2-476, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 476 de la proteína pVP2 de IBDV;
 - (vi) la proteína pVP2-487, cuya secuencia de aminoácidos está constituida

10

por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 487 de la proteína pVP2 de IBDV;

- 5 (vii) la proteína pVP2-494, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 494 de la proteína pVP2 de IBDV; y
- (viii) la proteína pVP2-501, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 501 de la proteína pVP2 de IBDV.

La proteína pVP2* de IBDV presente en las VLPs-pVP2* proporcionadas por 10 esta invención tiene una secuencia de aminoácidos que comprende entre 441 y 501 restos de aminoácidos, comenzando a partir del resto número 1, de cualquier proteína pVP2 representativa de cualquier cepa de IBDV, por ejemplo, de la proteína pVP2 de IBDV cepa Soroa [NCBI, número de acceso AAD30136]. En una realización particular, dicha proteína pVP2* de IBDV presente en las VLPs-pVP2* proporcionadas por esta 15 invención es la proteína pVP2-456 cuya secuencia de aminoácidos está comprendida entre el resto 1 y el resto 456 de la proteína pVP2 de IBDV cepa Soroa [NCBI, número de acceso AAD30136]. La secuencia de nucleótidos que codifica para dicha proteína pVP2-456 de IBDV se extiende desde el nucleótido 350 hasta al nucleótido 1719 de la secuencia de nucleótidos mostrada en la SEQ. ID. NO: 1.

20 Tal como se utiliza en esta descripción, el término “fase de lectura abierta correspondiente a la proteína pVP2* de IBDV” incluye, además de las secuencias de nucleótidos de dichas fases de lectura abierta, otras fases de lectura abiertas análogas a las mismas codificantes de proteínas pVP2* de IBDV.

El término “análoga”, tal como aquí se utiliza, pretende incluir cualquier secuencia 25 de nucleótidos que puede ser aislada o construida sobre la base de la secuencia de nucleótidos codificantes de pVP2* de IBDV, por ejemplo, mediante la introducción de sustituciones de nucleótidos conservativas o no conservativas, incluyendo la inserción de uno o más nucleótidos, la adición de uno o más nucleótidos en cualquiera de los extremos de la molécula o la delección de uno o más nucleótidos en cualquier extremo o en el 30 interior de la secuencia. En general, una secuencia de nucleótidos análoga a otra secuencia de nucleótidos es sustancialmente homóloga a dicha secuencia de nucleótidos. En el sentido utilizado en esta descripción, la expresión “sustancialmente homóloga” significa que las secuencias de nucleótidos en cuestión tienen un grado de identidad, a nivel de

nucleótidos, de, al menos, un 60%, preferentemente de, al menos, un 80%, más preferentemente de, al menos, un 90% y, aún más preferentemente de, al menos, un 95%.

VLPs-pVP2* de IBDV: procedimiento para su producción y aplicaciones

5 Las VLPs-pVP2* proporcionadas por esta invención pueden obtenerse mediante la expresión de dicha proteína pVP2* de IBDV, en células hospedadoras apropiadas, en particular, levaduras, que contienen la secuencia de nucleótidos que codifica para dicha proteína pVP2* de IBDV en una construcción génica. En una realización particular, dichas células hospedadoras apropiadas son levaduras transformadas con un sistema de
10 expresión adecuado que incluye una construcción génica que comprende la secuencia de nucleótidos que codifica para dicha proteína pVP2* de IBDV.

En un aspecto, la invención se relaciona con un procedimiento para la producción de VLPs-pVP2* de IBDV, en adelante procedimiento de la invención, que comprende cultivar una levadura que contiene la secuencia de nucleótidos que codifica para una
15 proteína pVP2* de IBDV y que expresa dicha proteína pVP2* de IBDV, y, si se desea, recuperar dichas VLPs-pVP2* de la invención.

En una realización particular, el procedimiento de la invención comprende las etapas de:

- a) cultivar células de levadura transformadas con un sistema de expresión que comprende la secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV, en donde dicha proteína pVP2* es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto "n" de la proteína pVP2 de IBDV, en donde "n" es un número entero comprendido entre 441 y 501, bajo condiciones que permiten la expresión de dicha proteínas pVP2* y su ensamblaje para formar VLPs-pVP2* de IBDV; y
25
- b) si se desea, aislar y, opcionalmente, purificar, dichas VLPs-pVP2* de IBDV.

Como puede apreciarse, el procedimiento de la invención comprende la expresión génica de una proteína pVP2* de IBDV mediante el empleo de un vector que permite la expresión de dicha proteína en levaduras. Para ello, el procedimiento de la invención comprende, como paso previo, la obtención de un sistema de expresión génica, tal como un sistema constituido por un plásmido que contiene una construcción génica que codifica para dicha proteína pVP2* de IBDV, seguido de la transformación de levaduras con dicho
30

sistema de expresión, la expresión de las proteínas recombinantes, y, si se desea, el aislamiento de las VLPs-pVP2* de IBDV formadas por ensamblaje de dichas proteínas pVP2* de IBDV, y, opcionalmente, la purificación de dichas VLPs-pVP2*.

La obtención de levaduras transformadas con un sistema o vector de expresión que 5 permite la expresión de la proteína pVP2* de IBDV puede ser realizada por un experto en la materia en base a lo aquí descrito y al estado de la técnica sobre esta tecnología (pESC epitope tagging vectors Instructions manual. Stratagene www.stratagene.com; Sambrook J. 1989. Molecular cloning: a laboratory manual, 2nd ed. Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, N.Y.). Las levaduras transformadas se cultivan bajo condiciones, 10 conocidas por los expertos en la materia, que permiten la expresión de las proteínas recombinantes (pVP2*) y su ensamblaje para formar VLPs-pVP2* de IBDV. Tras la expresión de dicha proteína pVP2* de IBDV en levaduras, las proteínas pVP2* expresadas se ensamblan y forman las VLPs-pVP2* de IBDV, las cuales pueden ser aisladas o retiradas del medio, y, si se desea, purificadas. El aislamiento y purificación de 15 dichas VLPs-pVP2* de IBDV de la invención puede realizarse por métodos convencionales, por ejemplo, mediante fraccionamiento en gradientes de sacarosa.

El sistema o vector de expresión utilizado para transformar levaduras comprende la secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV operativamente unida a unos elementos de control de transcripción y, opcionalmente, de traducción, y 20 constituye un aspecto adicional de esta invención.

Por tanto, en otro aspecto, la invención proporciona un sistema o vector de expresión útil para transformar levaduras, que comprende una secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV, en donde dicha proteína pVP2* es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos 25 comprendida entre el resto 1 y el resto "n" de la proteína pVP2 de IBDV, en donde "n" es un número entero comprendido entre 441 y 501, estando dicha secuencia de nucleótidos codificante para dicha proteína pVP2* de IBDV operativamente unida a unos elementos de control de transcripción y, opcionalmente, de traducción.

En una realización particular, dicho sistema de expresión proporcionado por esta 30 invención comprende la secuencia de nucléotidos que comprende la fase de lectura abierta o región codificante correspondiente a una proteína pVP2* seleccionada entre las proteínas pVP2-441, pVP2-452, pVP2-456, pVP2-466, pVP2-476, pVP2-487, pVP2-494 y pVP2-501.

Los elementos de control de transcripción y, opcionalmente, de traducción, presentes en dicho sistema de expresión incluyen promotores, que dirigen la transcripción de la secuencia de la proteína pVP2* (a la que está operativamente unido), y otras secuencias necesarias o apropiadas para la transcripción y su regulación adecuada en 5 tiempo y lugar, por ejemplo, señales de inicio y terminación, sitios de corte, señal de poliadenilación, origen de replicación, activadores transcripcionales (enhancers), silenciadores transcripcionales (silencers), etc., todas ellas útiles en levaduras.

Prácticamente cualquier sistema o vector de expresión apropiado puede ser utilizado en la generación de dicho sistema de expresión. A modo ilustrativo, dichos 10 vectores incluyen plásmidos, cromosomas artificiales de levadura (YACs), etc. que pueden contener, además, un origen de replicación heterólogo, por ejemplo, bacteriano, para que pueda ser amplificado en bacterias, así como un marcador utilizable para seleccionar las células transfectadas diferente al gen o genes de interés. Estos vectores de expresión pueden ser obtenidos por métodos convencionales conocidos por los técnicos en 15 la materia [Sambrook J et al. 1989. Molecular cloning: a laboratory manual, 2nd ed. Cold Spring Harbor Laboratory] y forman parte de la presente invención. En una realización particular, dicho sistema o vector de expresión es un plásmido, tal como un plásmido adecuado para transformar levaduras basado en un sistema de expresión pESC Yeast (Stratagene), por ejemplo, el plásmido pESCURA/pVP2-456 (Ejemplo 1.1) que contiene 20 una construcción génica que codifica para la proteína pVP2-456 de IBDV y permite la producción de VLPs-pVP2* de IBDV en levaduras.

El empleo del sistema de expresión génica proporcionado por esta invención para la producción y obtención de VLPs-pVP2* de IBDV constituye un aspecto adicional de esta invención.

25 En otro aspecto, la invención proporciona una célula hospedadora, tal como una levadura, que contiene una secuencia de nucleótidos que codifica para dicha proteína pVP2* de IBDV. En una realización particular, dicha célula hospedadora es una levadura transformada con un sistema de expresión proporcionado por esta invención que comprende una construcción génica que comprende la secuencia de nucleótidos que 30 codifica para dicha proteína pVP2* de IBDV. Prácticamente cualquier levadura puede ser utilizada para la puesta en práctica del procedimiento de la invención; no obstante, en una realización particular, dicha levadura es una levadura del género *Saccharomyces*, por

ejemplo, *S. cerevisiae*, *S. pombe*, etc., una levadura del género *Pichia*, por ejemplo, *P. pastoris*, etc.

Las VLPs-pVP2* de IBDV pueden ser utilizadas como vectores o vehiculizadores de productos de interés, tales como moléculas con actividad biológica, por ejemplo, 5 fármacos, polipéptidos, proteínas, ácidos nucleicos, etc., por lo que pueden ser utilizadas con fines terapéuticos, de diagnóstico o de investigación. En una realización particular, dichas moléculas de interés biológico incluyen polipéptidos de interés, tales como antígenos o inductores de respuestas inmunes en animales o humanos a los que se suministre, o bien incluyen secuencias de ácido nucleico, útiles en terapia génica, 10 destinadas a ser introducidas en el interior de las células apropiadas.

Dichas VLPs-pVP2* de IBDV pueden ser utilizadas para inmunizar animales, en particular, aves, *per se* o como vectores o vehiculizadores de moléculas con actividad biológica, por ejemplo, polipéptidos, proteínas, ácidos nucleicos, fármacos, etc., por lo que pueden ser utilizadas con fines terapéuticos o de diagnóstico. En una realización 15 particular, dichas moléculas con actividad biológica incluyen antígenos o inductores de respuestas inmune en animales o humanos a los que se suministre, o bien fármacos que se liberan en su sitio de acción específico, o bien secuencias de ácido nucleico, todas ellas útiles en terapia génica y destinadas a ser introducidas en el interior de las células apropiadas.

Por tanto, en otro aspecto, la invención se relaciona con el empleo de dichas VLPs-pVP2* de IBDV en la elaboración de medicamentos tales como, vacunas, vectores para terapia génica (delivery systems), etc. En una realización particular, dicho medicamento es una vacuna destinada a conferir protección a animales, en particular, aves, frente a IBDV. En otra realización particular, dicho medicamento es un vector 20 para terapia génica.

En otro aspecto, la invención proporciona una vacuna que comprende una cantidad terapéuticamente efectiva de VLPs-pVP2* de IBDV, junto con, opcionalmente, uno o más adyuvantes y/o vehículos farmacéuticamente aceptables. Dicha vacuna es útil para proteger animales, en particular, aves, frente a IBDV. En una 30 realización particular, dichas aves se seleccionan del grupo formado por pollos, pavos, ocas, gansos, faisanes, codornices y avestruces. En una realización preferida, la vacuna proporcionada por esta invención es una vacuna útil para proteger pollos de la infección causada por IBDV.

En el sentido utilizado en esta descripción, la expresión “cantidad terapéuticamente efectiva” se refiere a la cantidad de VLPs-pVP2* de la invención calculada para producir el efecto deseado y, en general, vendrá determinada, entre otras causas, por las características propias de las VLPs-pVP2* de la invención y el efecto de 5 inmunización a conseguir.

Los adyuvantes y vehículos farmacéuticamente aceptables que pueden ser utilizados en dichas vacunas son los adyuvantes y vehículos conocidos por los técnicos en la materia y utilizados habitualmente en la elaboración de vacunas.

En una realización particular, dicha vacuna se prepara en forma de una solución 10 o suspensión acuosa, en un diluyente farmacéuticamente aceptable, tal como solución salina, solución salina tamponada con fosfato (PBS), o cualquier otro diluyente aceptable farmacéuticamente.

La vacuna proporcionada por esta invención puede ser administrada por cualquier vía de administración apropiada que dé como resultado una respuesta inmune 15 protectora frente a la secuencia heteróloga o epítopo utilizado, para lo cual dicha vacuna se formulará en la forma farmacéutica adecuada a la vía de administración elegida. En una realización particular, la administración de la vacuna proporcionada por esta invención se efectúa por vía parenteral, por ejemplo, por vía intraperitoneal, subcutánea, etc.

20 Los siguientes Ejemplos ilustran la invención y no deben ser considerados limitativos del alcance de la misma. El Ejemplo 1 ilustra la obtención de VLPs-pVP2-456 de IBDV, mientras que el Ejemplo 2 pone de manifiesto la capacidad antigénica de dichas VLPs-pVP2-456 de IBDV en pollos.

25

EJEMPLO 1

Obtención de VLPs-pVP2* mediante la expresión de diversas regiones de la proteína pVP2 en levaduras

1.1 Obtención de VLPs-pVP2-465 mediante la expresión de la región 1-456 de la proteína pVP2 en levaduras

30 Con el fin de estudiar la posibilidad de obtener VLPs de IBDV formadas por autoensamblaje de la proteína pVP2-456, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 456 de la proteína pVP2 de IBDV, denominadas VLPs-pVP2-456, en cultivos de levadura (*Saccharomyces*

cerevisiae) se generó el vector pESCURAinv/pVP2-456. El primer paso en la construcción del vector se realizó mediante el clonaje de la región codificante de la proteína pVP2-456 (restos 1-456 de la pVP2 de IBDV) en el vector pESCURAinv. El plásmido pESCURAinv se generó mediante digestión del vector pRS426 (Stratagene) con el enzima PvuII y religación de la mezcla de digestión. El vector resultante, pESCURAinv, contiene la región de clonaje múltiple en posición invertida con respecto a la del vector parental pRS426. El fragmento de DNA correspondiente a la proteína pVP2-456 se obtuvo mediante PCR con los oligonucleótidos identificados como Oligo I (SEQ ID NO: 2) y Oligo II (SEQ ID NO: 3) empleando como molde el plásmido pVOTE.2/Poly (Fernández-Arias A et al. 1998. Expression of ORF A1 of infectious bursal disease virus infectious bursal disease virus results in the formation of virus-like particles. *Journal of General Virology* 79:1047-1054). El fragmento fue purificado, sometido a digestión con los enzimas BglII y HindIII y clonado en el vector pESCURAinv previamente digerido con los enzimas BamHI y HindIII. El plásmido resultante se denominó pESCURAinv/pVP2-456 (Figura 1).

El plásmido pESCURAinv/pVP2-456 se empleó para transformar un cultivo de la levadura *S. cerevisiae* haploide cepa 499 según un protocolo previamente descrito (Gietz & Woods. 2002. Transformation of yeast by the Liac/SS carrier DNA/PEG method. *Methods in Enzymology* 350:87-96). Las levaduras transformadas con el plásmido fueron seleccionadas mediante crecimiento en placas de medio SC (CSM + YNB, glucosa 2% y bacto agar) suplementadas con los aminoácidos triptófano, leucina e histidina y carentes de uracilo (-Ura). Tras una incubación de 48 h a 30°C, se seleccionó una colonia que fue empleada para la realización de los subsiguientes análisis de expresión de proteínas y formación de VLPs. El análisis de la expresión de la proteína pVP2-456 y la formación de VLPs se realizó siguiendo un protocolo descrito previamente para la caracterización de VLPs de IBDV en otros sistemas de expresión (Fernández-Arias A et al. 1998. Expression of ORF A1 of infectious bursal disease virus results in the formation of virus-like particles. *Journal of General Virology* 79, 1047-1054; Lombardo E et al. 1999. VP1, the putative RNA-dependent RNA polymerase of infectious bursal disease virus, forms complexes with the capsid protein VP3, leading to efficient encapsidation into virus-like particles. *Journal of Virology* 73:6973-698).

La colonia seleccionada fue cultivada en medio líquido CSM (-Ura) + YNB

suplementado con rafinosa al 2%. El cultivo se incubó a 30°C durante 24 h. Este cultivo fue empleado para inocular, a una densidad óptica (D.O.) de 0,2, un matraz de 200 ml de medio CSM (-Ura) + YNB suplementado con el inductor galactosa al 2%. El cultivo fue mantenido a 30°C durante 18 horas (hasta una D.O. entre 1,0 y 2,0). Las levaduras 5 fueron centrifugadas a 3.000 rpm, durante 5 minutos a 4°C, se lavaron con agua destilada 1 vez, y el pellet fue resuspendido en tampón de lisis (TEN: Tris 10 mM, pH 8,0; NaCl 150 mM; EDTA 1 mM) + inhibidores de proteasas 2X (Compl Roche). Para la lisis se añadió 1 volumen de “glass beads” (cuentas o perlas de vidrio) de un tamaño aproximado de 425-600 micrones (Sigma). Esta mezcla fue sometida al vortex vigoroso 10 durante 30 segundos 4 veces, con intervalos de 30 segundos, y todo ello a 4°C. Tras ello se recuperó la fracción soluble por centrifugación de la mezcla de lisis a 13.000 rpm durante 15 minutos a 4°C. Esta muestra fue sometida a fraccionamiento en un gradiente de sacarosa según un protocolo previamente descrito (Lombardo E et al. 1999. VP1, the putative RNA-dependent RNA polymerase of infectious bursal disease virus, forms 15 complexes with the capsid protein VP3, leading to efficient encapsidation into virus-like particles. *Journal of Virology* 73:6973-6983). Las muestras obtenidas tras el fraccionamiento, así como una muestra del material de partida fueron analizadas mediante electroforesis en gel de poliacrilamida con dodecilsulfato sódico (SDS-PAGE) [Current Protocols in Molecular Biology, Edited by: Fred M. Ausubel, Roger Brent, 20 Robert E. Kingston, David D. Moore, J.G. Seidman, John A. Smith, Kevin Struhl, John Wiley & Sons, http://www.interscience.wiley.com/c_p/index.htm] y tinción con azul de coomassie (coomassie blue) e inmunodetección por Western blot empleando suero anti-VP2 [Current Protocols in Molecular Biology, Edited by: Fred M. Ausubel, Roger Brent, Robert E. Kingston, David D. Moore, J.G. Seidman, John A. Smith, Kevin 25 Struhl, John Wiley & Sons, http://www.interscience.wiley.com/c_p/index.htm]. Los resultados obtenidos se muestran en la Figura 2. Como puede observarse en la Figura 2A, la tinción con azul de coomassie reveló la presencia de una proteína con el tamaño (42 kDa) esperado para pVP2-456, junto con proteínas de mayor masa molecular, en diferentes fracciones correspondientes a la zona central del gradiente. La Figura 2B, 30 correspondiente al análisis mediante Western blot, muestra que las bandas detectadas mediante tinción con azul de coomassie corresponden a la proteína pVP2-456 tanto en su forma monomérica como en forma de oligómeros de alto peso molecular. Estos resultados demostraron de forma fehaciente la correcta expresión del polipéptido pVP2-

456 en el cultivo de *S. cerevisiae* transformado con el plásmido pESCURAinv/pVP2-456.

A continuación, las distintas fracciones del gradiente fueron analizadas mediante microscopía electrónica de transmisión tal como se ha descrito previamente (Lombardo 5 E et al. 1999. VP1, the putative RNA-dependent RNA polymerase of infectious bursal disease virus, forms complexes with the capsid protein VP3, leading to efficient encapsidation into virus-like particles. *Journal of Virology* 73:6973-6983). Este análisis se realizó con el producto resultante de mezclar las fracciones 21 a 26 del gradiente indicado en la Figura 2. Como se muestra en la Figura 3A, el análisis mediante TEM de 10 dichas fracciones del gradiente reveló la existencia de VLPs de IBDV en esa región del gradiente. Las VLPs obtenidas (VLPs-pVP2-456) son isométricas ($T = 1$) y presentan un diámetro de 23 nm y aspecto circular. El subsiguiente análisis mediante SDS-PAGE (Figura 3B) e inmunoblot con suero anti-VP2 (Figura 3C), mostró que la fracción contenía la proteína pVP2-456 con un grado de pureza estimado de, al menos, 95%.

15

1.2 Obtención de VLPs-pVP2* mediante la expresión de otras regiones de la proteína pVP2 en levaduras

Siguiendo el procedimiento descrito en el Ejemplo 1.1 se generaron los vectores que se describen en la Tabla 1 que expresaban en levaduras las VP2* que se relacionan 20 en dicha Tabla 1, en la que se recoge, además, la isometría que presentan las VLPs-pVP2* obtenidas y los iniciadores utilizados.

Tabla 1

Plásmido	pVP2*	Isometría	Iniciador directo	Iniciador inverso
pESCURAinv/pVP2-441	pVP2-441	(a)	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 4
pESCURAinv/pVP2-452	pVP2-452	(a)	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 5
pESCURAinv/pVP2-466	pVP2-466	(a) (b) (c) (d)	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 6
pESCURAinv/pVP2-476	pVP2-476	(a) (b) (e) (f)	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 7
pESCURAinv/pVP2-487	pVP2-487	N.D.	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 8
pESCURAinv/pVP2-494	pVP2-494	N.D.	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 9
pESCURAinv/pVP2-501	pVP2-501	N.D.	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 10
pESCURAinv/pVP2-512	pVP2-512	(f)	SEQ. ID. NO: 2	SEQ. ID. NO: 11

NOTAS:

- 5 * El número indica el número de restos de aminoácidos de pVP2 de IBDV de cada proteína.
- (a) VLPs T = 1
 (b) VLPs T = 7
 (c) Túbulos 20 nm
 10 (d) Capsómeros
 (e) VLPs T = 13
 (f) Túbulos 50 nm

EJEMPLO 2**15 Caracterización de la inmunogenicidad de las VLPs-pVP2-456 de IBDV**

Con el fin de determinar la inmunogenicidad de las VLPs-pVP2-456 (Ejemplo 1.1) se realizó un ensayo de inmunización en pollos de 1 dia. Un grupo de 7 animales SPF (libre de patógenos específicos) fue inmunizado por vía intramuscular con una única dosis de 200 µl contenido 10 µg de VLPs-pVP2-456/animal diluidas en PBS. Un 20 grupo similar fue inyectado con PBS. Se realizaron extracciones semanales de suero de cada uno de los animales de ambos grupos. Los sueros de cada grupo y fecha fueron mezclados para obtener un suero homogéneo (pool) representado por volúmenes equivalentes de cada individuo del grupo. Los sueros fueron analizados mediante ELISA. Para ello, los pocillos fueron tapizados con 10 ng de VLPs-pVP2-456. Los 25 ensayos fueron realizados según un protocolo previamente descrito (Current Protocols

20

in Immunology. Edited by: Barbara Bierer, John E. Coligan, David H. Margulies, Ethan M. Shevach, Warren Strober, John Wiley & Sons
http://www.interscience.wiley.com/c_p/index.htm). Los resultados obtenidos, reflejados en la Figura 4, demuestran que una única inmunización en ausencia de adyuvante 5 produce una potente respuesta frente a la proteína pVP2-456.

REIVINDICACIONES

1. Un procedimiento para la producción de cápsidas vacías del virus causante de la enfermedad de la bursitis infecciosa (IBDV) [VLPs-pVP2*] que comprende cultivar una levadura que contiene la secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV y que expresa dicha proteína pVP2* de IBDV, y, si se desea, recuperar dichas VLPs-pVP2*, en donde dicha proteína pVP2* de IBDV es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto "n" de la proteína pVP2 de IBDV, en donde "n" es un número entero comprendido entre 441 y 501.
10
2. Procedimiento según la reivindicación 1, que comprende las etapas de:
 - a) cultivar células de levadura transformadas con un sistema de expresión que comprende la secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV, bajo condiciones que permiten la expresión de dicha proteínas pVP2* y su ensamblaje para formar VLPs-pVP2* de IBDV; y
15
b) si se desea, aislar y, opcionalmente, purificar, dichas VLPs-pVP2* de IBDV.
20
3. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones 1 ó 2, en el que dicha proteína pVP2* de IBDV se selecciona del grupo formado por:
 - (i) la proteína pVP2-441, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 441 de la proteína pVP2 de IBDV;
25
(ii) la proteína pVP2-452, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 452 de la proteína pVP2 de IBDV;
30
- (iii) la proteína pVP2-456, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 456 de la proteína pVP2 de IBDV;

- (iv) la proteína pVP2-466, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 466 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 5 (v) la proteína pVP2-476, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 476 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 10 (vi) la proteína pVP2-487, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 487 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 15 (vii) la proteína pVP2-494, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 494 de la proteína pVP2 de IBDV; y
- 20 (viii) la proteína pVP2-501, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 501 de la proteína pVP2 de IBDV.

4. Procedimiento según cualquiera de las reivindicaciones 1 a 3, en el que dicha levadura es del género *Saccharomyces* o del género *Pichia*.
- 25 5. Procedimiento según la reivindicación 4, en el que dicha levadura es *S. cerevisiae*, *S. pombe* o *P. pastoris*.
- 30 6. Un sistema de expresión, útil para transformar levaduras, que comprende la secuencia de nucleótidos que codifica para una proteína pVP2* de IBDV operativamente unida a unos elementos de control de transcripción y, opcionalmente, de traducción, en donde dicha proteína pVP2* es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto “n” de la proteína pVP2 de IBDV, en donde “n” es un número entero

comprendido entre 441 y 501.

7. Una levadura que comprende un sistema de expresión según la reivindicación 6.

5 8. Una levadura transformada con un sistema de expresión según la reivindicación
6.

9. Levadura según cualquiera de las reivindicaciones 7 ú 8, en el que dicha
levadura es del género *Saccharomyces*.

10 10. Levadura según la reivindicación 9, en el que dicha levadura es *S. cerevisiae*
o *S. pombe*.

11. Empleo de un sistema de expresión según la reivindicación 6, o de una
15 levadura según cualquiera de las reivindicaciones 7 a 10, para la producción de cápsidas
virales vacías del virus causante de la enfermedad de la bursitis infecciosa (IBDV)
[VLPs-pVP2*].

12. Una cápsida vacía del virus causante de la enfermedad de la bursitis
20 infecciosa (IBDV) [VLP-pVP2*] obtenida según el procedimiento de cualquiera de las
reivindicaciones 1 a 5.

13. Una cápsida vacía del virus causante de la enfermedad de la bursitis
infecciosa (IBDV) [VLP-pVP2*], caracterizada porque está constituida por ensamblaje
25 de proteínas pVP2* de IBDV expresadas en levaduras, en donde dicha proteína pVP2*
de IBDV es una proteína cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la
secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto “n” de la proteína
pVP2 de IBDV, en donde “n” es un número entero comprendido entre 441 y 501.

30 14. Cápsida según cualquiera de las reivindicaciones 12 ó 13, en el que dicha
proteína pVP2* de IBDV se selecciona del grupo formado por:

24

- (i) la proteína pVP2-441, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 441 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 5 (ii) la proteína pVP2-452, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 452 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 10 (iii) la proteína pVP2-456, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 456 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 15 (iv) la proteína pVP2-466, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 466 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 20 (v) la proteína pVP2-476, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 476 de la proteína pVP2 de IBDV;
- (vi) la proteína pVP2-487, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 487 de la proteína pVP2 de IBDV;
- 25 (vii) la proteína pVP2-494, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 494 de la proteína pVP2 de IBDV; y
- 30 (viii) la proteína pVP2-501, cuya secuencia de aminoácidos está constituida por la secuencia de aminoácidos comprendida entre el resto 1 y el resto 501 de la proteína pVP2 de IBDV.

25

15. Cápsida según cualquiera de las reivindicaciones 12 a 14, caracterizada porque tiene isometría T=1.

16. Empleo de cápsidas vacías del virus causante de la enfermedad de la bursitis 5 infecciosa (IBDV) [VLPs-pVP2*], según cualquiera de las reivindicaciones 12 a 15, en la elaboración de un medicamento.

17. Empleo según la reivindicación 16, en el que dicho medicamento es una vacuna frente a la enfermedad aviar denominada bursitis infecciosa o un vector para 10 terapia génica.

18. Una vacuna que comprende una cantidad terapéuticamente efectiva de cápsidas vacías del virus causante de la enfermedad de la bursitis infecciosa (IBDV) [VLPs-pVP2*], según cualquiera de las reivindicaciones 12 a 15, junto con, 15 opcionalmente, uno o más adyuvantes y/o vehículos farmacéuticamente aceptables.

19. Vacuna según la reivindicación 18, para proteger aves de la infección causada por el virus causante de la bursitis infecciosa (IBDV).

20. Vacuna según la reivindicación 19, en la que dichas aves se seleccionan del grupo formado por pollos, pavos, ocas, gansos, faisanes, codornices y avestrues.

21. Una vacuna para proteger pollos de la infección causada por el virus causante de la bursitis infecciosa (IBDV) que comprende una cantidad terapéuticamente efectiva de cápsidas vacías de IBDV [VLPs-pVP2*], según cualquiera de las reivindicaciones 12 a 15, junto con, opcionalmente, uno o más adyuvantes y/o vehículos farmacéuticamente aceptables.

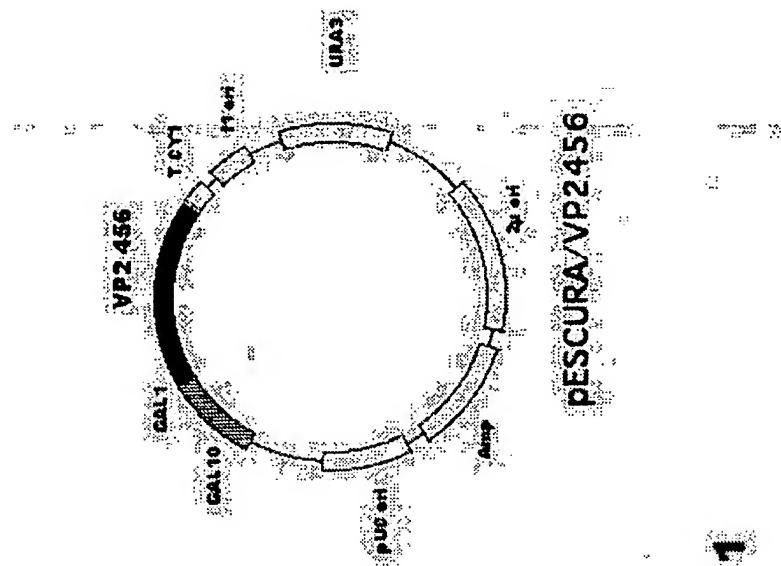


Figura 1

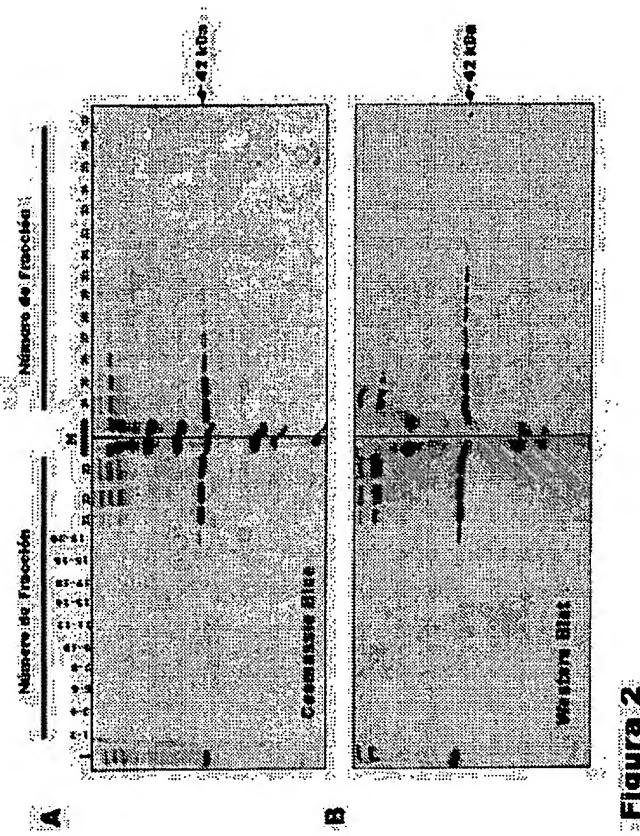


Figura 2

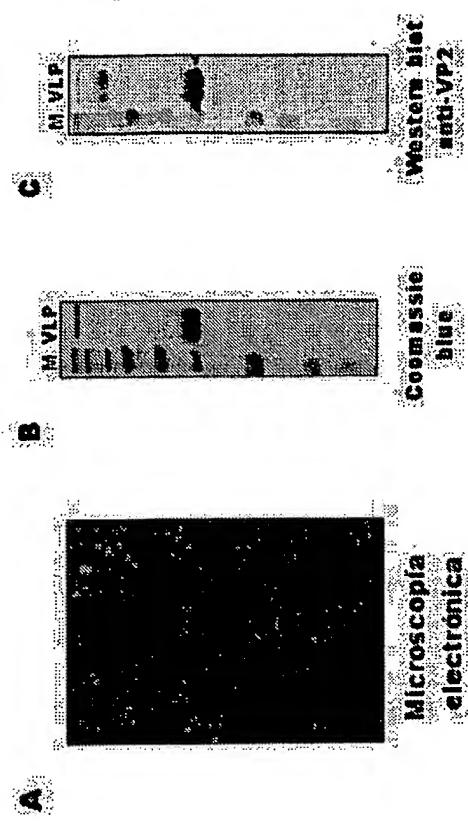


Figura 3

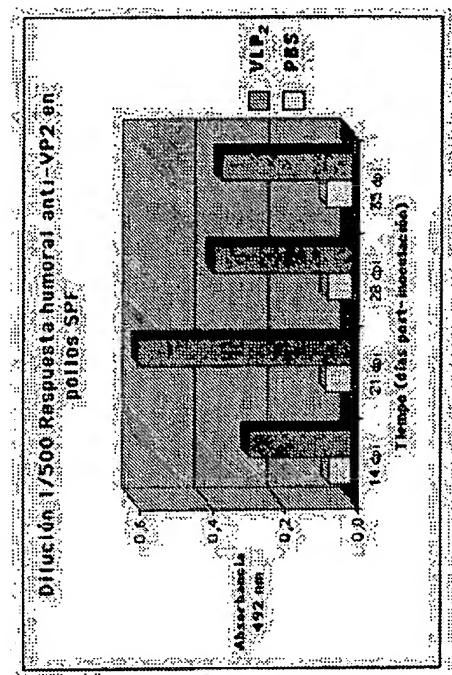


Figura 4

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- BLACK BORDERS**
- IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- FADED TEXT OR DRAWING**
- BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- SKEWED/SLANTED IMAGES**
- COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- GRAY SCALE DOCUMENTS**
- LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.